## А. Р. Варданян, Г. М. Симонян, академик К. Г. Карагезян, М. А. Симонян

Воздействие фракции с антиоксидантной активностью, полученной из белкового железа огородной улитки Helix, на эндогенный уровень металлопротеинов крови крыс при аллоксановом диабете

(Представлено 9/XII 2005)

**Ключевые слова:** *белковое железо улитки, антиоксидантная активность, аллоксановый диабет, металлопротеины* 

В различных органах огородной улитки Helix, особенно в белковой железе, обнаружены ферменты антиоксидантной активности: СОД, каталаза, глутатион-пероксидаза, глутатион-S-трансфераза, глюкоза-6-фосфатдегидрогеназа. Причем уровень этих антирадикальных защитных систем с повышением продуцирования активных форм кислорода (АФК) фагоцитирующими гемоцитами заметно повышается при возбуждении улиток внешними факторами [1-3]. Обогащенная антиоксидантами фракция из улитки Helix может быть более доступным, безвредным и эффективным средством для снижения оксидативного повреждения крови при различных патологических состояниях, включая и аллоксановый диабет, по сравнению с антиоксидантными препаратами, полученными из тканей млекопитающих [4-6].

Цель работы состоит в исследовании полученной из белкового железа огородной улитки Helix фракции, обогащенной антиоксидантными ферментами, как средства для регулирования эндогенного уровня и активности антиоксидантных и прооксидантных металлопротеинов крови крыс при аллоксановом диабете.

Фракцию с антиоксидантной активностью (ФАА) из белкового железа улитки Helix получали модифицированием биотехнологического способа для выделения и очистки металлопротеинов (МП) [7]. При этом после гомогенизации белкового железа в калий фосфатном буфере (КФБ), рН 7.4, и центрифугирования супернатант подвергали ионообменной хроматографии на целлюлозе ДЕ-52 ("Whatman"). В итоге из 25 г белкового железа получали 300 мл ФАА с СОД-активностью 3300 ед/г ткани. Это активность фермента Си, Zn-супероксиддисмутазы (СОД), которая подавляется перекисью водорода [8]. Каталазная активность ФАА составляла 25 ед/г. Используемая активность для СОД составляла 215 ед/мл, а для каталазы - 2 ед/мл.

Аллоксановый диабет у белых крыс массой 180-220 г вызывали однократным внутрибрюшинным введением аллоксана ("Sigma") в дозе 150 мг/кг массы животного. Животные были подразделены на группы (по 12 крыс в каждой): интактные (К), 15-дневные аллоксандиабетические (опытная группа 1, ОГ-1), аллоксандиабетические с трехкратным введением (по 1 мл) ФАА через каждые 3 дня (ОГ-2), аллоксандиабетические с семикратным

введением ФАА (ОГ-3). После 12-дневного прерывания подачи ФАА животным ОГ-2 возобновили подачу ФАА еще 4 раза (ОГ- 4). Гибель животных в ОГ-1 составила 14 -15, в ОГ-2 -7-8, в ОГ-3 и ОГ- 4-0%.

МП антиоксидантной активности (МАА) и МП прооксидантной активности (МПА) получали из крови животных всех групп одновременно. МАА (Cu,Zn-COД и каталазу - из растворимой фракции эритроцитов, церулоплазмин (ЦП) и трансферрин (ТФ) - из сыворотки крови) и МПА (цитохром b5 - из растворимой фракции эритроцитов, изоформы цитохрома b558 I-IV - из сыворотки крови и эритроцитарных мембран (ЭМ) [9], а также  $O_2^{-}$ липопротеин [10] сыворотки супрол) продуцирующий выделяли И биотехнологическим способом путем ионообменной хроматографии белковых фракций сыворотки, растворимой части эритроцитов и ЭМ на целлюлозах ДЕ-52 и КМ-52, сефадексе ДЕАЕ A-50 и гель-фильтрации на сефадексе G-100 [11]. Цитохром (цит) b558III и цит b558IV выделяли и очищали без использования детергента, заметно снижающего стабильность указанных гемопротеинов [12]. Количество МП определяли путем измерения характерной для данного белка плотности максимального оптического поглощения: для цит b5 при 525 нм, для изоформ цит b558 - при 530, супрола - 430, ЦП - 610 и  $T\Phi$  - 470 нм. Активность СОД и супероксид-продуцирующую активность цит **b558**III И супрола определяли нитротетразолиевым синим (НТС) методом [13] путем измерения процента ингибирования (для СОД) или увеличения (для супрола и цит b558III) образования формазана в результате восстановления HTC супероксидными радикалами  $(O_2^-)$ . За единицу СОД-активности принимали количество фермента, снижающее продуцирование формазана (при 560 нм) на 50%. Удельную СОД-активность определяли в расчете на 1 мл эритроцитов. За единицу НАДРН-зависимой O<sub>2</sub>--продуцирующей активности цит b558III и супрола [14] принимали количество белков, повышающих образование формазана на 50%. Удельная О продуцирующая активность для цит b558III была рассчитана на 1 мл эритроцитов, а для супрола - на 1 мл сыворотки. Для определения  $O_2^-$  - продуцирующей активности цит b558III в гетерогенной фазе (в ЭМ) к реакционной смеси добавляли 0.5 мл ЭМ, смешанных с 0.04 М КФБ. Метгемоглобин (метНb)-восстанавливающую активность цит b558III [14] определяли путем измерения процента снижения плотности поглощения альфа-полосы (при 565 нм) мет  $^{+3}$  нь (ферри $^{+3}$ ) в течение 4-8 ч при  $^{30}$ . Такое снижение плотности поглощения альфаполосы прямо пропорционально увеличению уровня образовавшегося ферроHb ( ${\rm Fe}^{+2}$  - Hb) при 555 нм. За единицу метHb-восстанавливающей активности цит b558III принимали количество гемопротеина, уменьшающее интенсивность плотности альфа-полосы до 0.05 в течение 30 мин при 30°. Удельная метНb-восстанавливающая активность цит b558III была определена в расчете на 1 мл эритроцитов. При определении метHb-восстанавливающей активности цит b558III в гомогенной фазе величина плотности поглощения изолированного цит b558III (A530) в реакционной смеси (3 мл) составляла 0.02. Расчетный уровень добавленного к реакционной смеси цит b558III в гетерогенной фазе (в 0.5 мл ЭМ) в 5-10 раз ниже по сравнению с содержанием цит b558III в гомогенной фазе. Процедура определения метНb-восстанавливающей активности такова: непосредственно в кварцевых кюветах

спектрофотометра к 2.5 мл свежеполученного метНb добавляли 0.5 мл изолированного цит b558III (гомогенная фаза) или 0.5 мл ЭМ, смешанных с 0.04 М КФБ (гетерогенная фаза). После быстрого смешивания реакционной смеси ее оставляли в покое и осторожно (без перемешивания) регистрировали снижение плотности альфа-поглощения метНb при указанных выше условиях. Оптические спектры поглощения регистрировали на спектрофотометре "Specord UV-VIS" (Германия) с длиной оптического пути 1 см. Статистическую обработку полученных результатов осуществляли методом вариационной статистики Стьюдента-Фишера с определением критерия достоверности.

У алоксандиабетических крыс на 15-й день эксперимента наблюдается повышение уровня цит b5 на фоне снижения эндогенного уровня сывороточных (цит b558I, b558II) и ЭМ цитохромов (цит b558II, цит b558IV). Увеличивается НАДРН-зависимая супероксидпродуцирующая и метНb-восстанавливающая активность цит b558III. Возрастает и супероксид-продуцирующая активность супрола. Из МАА существенно снижается уровень каталазы и ЦП (табл.1). Уровень Сu,Zn-СОД и ТФ несколько повышается. Снижение уровня каталазы может привести к повышению уровня перекиси водорода в эритроцитах. Причем перекись водорода необратимо деградирует и цит b558III ЭМ [15].

Таблица 1 Относительные изменения (%) эндогенного уровня и активности МАА и МПА в ОГ 1-4 по сравнению с 100%-ными контрольными показателями (P < 0.05, n = 8)

[r			1		
МП, активность	ΟΓ-1*	ОΓ-2 <sup>*</sup>	ОГ-3**	ΟΓ-4***	
Цит b5	+37.1 +/- 3.6	-14.3 +/- 2.2	41.2 +/- 4.0	+21.3+/- 2.3	
Цит b558 I, II	-23.4+/-1.9	-77.0+/-4.3	-43.3=+/-2.8	-10.2+/-0.8	
Цит 558 III	-36.5+/-3.1	-42.3+/-3.4	-16.3+/- 1.4	+7.3+/-0.5	
Цит 558 IV	-40.0+/-3.9	-28.7+/-2.4	-15.0+/-1.2	+10.2+/-1.1	
${\sf O}_2^{-}$ продуци-	+28.1+/-2.2	+35.2+/-2.9	+18.1+/-3.0	+14.0 +/- 2.1	
рующая актив-					
ность цит 558III					
МетНь восста-	+235+/-1.3	+26.1+/-2.1	+29.3+/-4.0	+32.2+/-4.4	
навливающая					
активность					
цит b558III					
Супрол	+9.5+/-2.0	-15.8+/-1.7	-5.5+/-0.4	+2.3+/-0.2	
О <sub>2</sub> - продуци-	+60.2+/-4.9	-80.0+/-5.1	+171.0+/-21.4	+12.3+/-1.1	
рую щаяактив-					
ность супрола					

ЦП	-44.5+/-4.2	-41.3+/-3.5	-33.4+/-2.1	-10.1+/-1.2
ТФ	+ 4.7+/-0.2	-56.0+/-3.1	-28.6+/-3.5	+8.4+/-1.1
Cu,Zn-СОД	+10.0+/-0.3	-12.3+/-1.6	-16.6+/-2.2	+4.5+/-0.8
Каталаза	-45.7+/-2.4	-2.9+/-0.3	-19.8+/-2.0	+12.2+/-1.5

Примечание: животные были декапитированы на 15-й (\*), 36-й (\*\*) и 60-й день (\*\*\*) эксперимента

Фактически этот эффект наблюдается и при аллоксановом диабете в описанном режиме. Расчетный суммарный уровень МАА (антиоксидантный статус - АС) и МПА (прооксидантный статус - ПС) сыворотки крови и эритроцитов изменяется почти адекватно. Исключение составляет ПС сыворотки крови, который существенно повышается (табл.2). Фактически метаболизм АФК в крови существенно различается на 7- и 15-й день аллоксанового диабета [16], при этом дельта-содиндуцирующий пептид оказывает определенное положительное воздействие на процессы регулирования эндогенного уровня МАА и МПА, а также глюкозы в крови животных [17]. В ОГ-2 трехкратное введение ФАА крысам приводит к существенному снижению эндогенного уровня МАА и МПА с адекватным снижением АС и ПС сыворотки и эритроцитов (табл.1, 2). При семикратном введении ФАА (ОГ-3) наблюдается некоторое приближение рассматриваемых показателей к норме.

Таблица 2 Относительные изменения (%) АС и ПС сыворотки крови и эритроцитов в ОГ 1-4, по сравнению с 100%-ными контрольными показателями (P < 0.05, n = 8)

Компоненты	ОГ-1 ОГ-2			ОГ-3		ΟΓ-4		
крови								
	AC	ПС	AC	ПС	AC	ПС	AC	ПС
Сыворотка	-39.8	+79.7	-97.3	-95.8	-62.0	+ 165.5	-1.7	14.6+/-
	+/- 3.3	+/-4.1	+/-6.1	+/- 7.0	+/- 4.1	+/- 11.3	+/- 0.3	1.8
Эритроциты	-35.7	-33.8	-15.2	-127.1	-36.4	-15.5	+57.2	+ 42.8
	+/-2.4	+/-3.1	+/-1.4	+/-14.5	+/-4.2	+_1.3	+/-4.6	+/-3,1

Если при семикратном введении  $\Phi$ AA (OГ-3) уровень глюкозы в крови и фосфолипидного обмена в других органах имеет тенденцию к нормализации [18], то АС и ПС в основном не приближаются к норме. Картина определенно изменяется в ОГ-4, где эндогенные уровни МАА и МПА, а также АС и ПС в основном приближаются к норме. При этом остается еще повышенной метHb-восстанавливающая активность цит b558III, что также обусловлено действием адаптационных механизмов организма для улучшения кислородного гомеостаза [14]. Такой режим подачи  $\Phi$ AA в ОГ-4, видимо, дает организму возможность создания соответствующих адаптационных систем с новым физиологическим статусом, более

чувствительным к воздействию уже "привычных" экзогенных антиоксидантных систем, в частности ФАА, имеющей не только супероксиддисмутазную, но и каталазную активность (не исключается и положительный эффект пока не определенных компонентов в полученной фракции из белкового железа огородных улиток). В результате этого существенно ослабляется стрессорное состояние организма, что положительно влияет и на восстановление функции клеток поджелудочной железы.

Таким образом, использованная в описанном режиме ФАА оказывает положительное воздействие на регулирование эндогенных уровней МАА и МПА при аллоксаниндуцированном диабете.

Институт биохимии им. Г. Х. Бунятяна НАН РА

## Литература

- 1. *Dikkebaum R., van der Knaap W.P., van der Bevenkamp W. et al.* Dev.Comp.Immunol. 1998. V. 12. P. 509-520.
  - 2. Romas-Vasconcelos G. R., Hermes-Lima M. J. Exp. Biol. 2003. V. 206. P. 675-685.
  - 3. Hermes-Lima M., Storeey K. B. Am. J. Physiol. 1995. V. 268. P. R1368-R1393.
  - 4. Grankvist K. Nature. 1981. V. 294. P. 158-162.
  - 5. *Gandy S. E.* J. Clin.Invest. 1982. V. 70. P. 658-659.
- 6. *Симонян М. А., Геворкян Д. Н., Мхитарян В. Г.* Бюлл. эксп. биол. мед. 1987. Т. 103 С. 306-308.
  - 7. *Симонян М. А.* Открытия. Изобрет. (СССР). 1988. 28. С. 107.
- 8. *Овакимян С. С., Арутюнова Л. Д., Качворян Э. А., Карагезян К. Г.* ДНАН Армении. 2005. T. 105. C. 288-294.
  - 9. *Симонян М. А., Бабаян М. А., Симонян Г. М.* Биохимия. 1995. Т. 60. С. 1977-1987.
- 10. *Симонян М. А., Карапетян А. В., Бабаян М. А.,Симонян Р. М.* Биохимия. 1996. Т. 61. С. 932-938.
  - 11. Симонян М. А., Симонян Г. М. Лицензия изобрет. № 341 Армпатента. Ереван. 1997.
- 12. Симонян М. А., Симонян Г. М., Симонян Р. М. Лицензия изобрет. № 908 Армпатента. Ереван. 2001.
  - 13. Nishikimi M., Rao N., Jagi K. Biochem. Biophys. Res. Commun. 1972. V. 62. P. 849-856.
- 14. *Симонян Р. М., Симонян Г. М., Симонян М. А.* Мед. наука Армени. 2004. Т. 44. N1. C. 43-46.
- 15. Симонян Г. М., Григорян Г. Г., Симонян Р. М., Симонян М. А. В кн.: Актуальные вопросы военной медицины. Гос.мед.унт. Ереван. 1999. С. 48-51.
- 16. *Варданян А. Р., Геворкян Д. Н., Агаджанов М. И., Симонян М. А.* Мед. наука Армении. 1999. Т. 39. N2. C. 38-42.
- 17. *Варданян А. Р., Геворкян Д. Н., Агаджанов М. И., Симонян М. А.* Мед. наука Армении. 2000. Т. 40. N1. C. 20-22.
- 18. *Овакимян С. С., Арутюнова Л. Д., Качворян Э. А., Карагезян К. Г.* ДНАН Армении. 2005. Т. 105. N3. C.288-294.

## Հ. Ռ. Վարդանյան, Գ. Մ. Միմոնյան, ակադեմիկոս Կ. Գ. Ղարագլոզյան, Մ. Ա. Միմոնյան

Բոստանային Hellix խխունջի սպիտակուցային գեղձից ստացված հակաօքսիդանտային ակտիվությամբ ֆրակցիայի աղդեցությունը առնետի արյան մետաղապրոտեինների էնդոգեն մակարդակի վրա ալոքսանային դիաբետի ժամանակ

Մեր կողմից մշակված մեթոդով բոստանային Hellix խխունջի սպիտակուցային գեղձից ստացվում է հակաօքսիդանտային ակտիվությամբ օժտված ֆրակցիա (ՀԱՖ)՝ գեղձի հոմոգենատի վերնստվածքային հեղուկի իռնափոխանակային աբսորբացման միջոցով։

Ալոքսանով հարուցված դիաբետի ժամանակ ՀԱՖ-ի (1-ական մլ) 7-անգամյա ներորովայնային ներարկումը յուրաքանչյուր երեք օրը մեկ, հիմնականում չի հանգեցնում առնետների արյան հակա- և պրոօքսիդանտային ակտիվությամբ օժտված մետաղապրոտեինների (ՄՊ) էնդոգեն մակարդակի կարգավորման։ Այնուհանդերձ 12 օրվա ընդհատումից և հետագա, նույն պայմաններում, 4-անգամյա ներարկումից հետո ՀԱՖ-ը հանգեցնում է ՄՊ էնդոգեն մակարդակի որոշակի մոտեցման ստուգիչ չափանիշներին` թուլացնելով օրգանիզմի սթրեսային վիձակը։

## H. R. Vardanyan, G. M. Simonyan, academician K. G. Karageuzyan, M. A. Simonyan

The Preparation of Antioxidative Activity Fraction from Garden Mollusk Hellix
Protein-gland and its Influence on the Endogenous level of rat Blood Metalloproteins at
Alloxan-induced Diabetes

By the our elaborated method we have prepared an antioxidative activity fraction (AFF) from garden-mollusk Helix, using ion-exchanging chromatography of the glands' homogenate supernatant.

The intraperitoneal AFF injection (1 ml) to the alloxan -induced rats (7 times every 3-d day) does not couse the regulation of the endogenous level of anti- and prooxidative activity mtalloproteins (MP). However, after a 12 day' break, the resumption of the AFF injection (4 times every 3-d days) on the whole brings these level of MP to the comtrol data, decreasing the stressor state of the organisms.